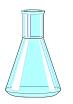
TP N°: 05 Colorations spéciales Dr. LOUNAS A.



Tuberculose: Historique



Existe depuis 2000 à 4000 avant J.C.



1819: René Laennec décrit la maladie



1865: Jean-Antoine Villemin montre que la maladie

est transmissible et contagieuse



1882: Robert Koch identifie le Bacille de Koch

1890: Robert Koch décrit l'immunité

antituberculeuse



Tuberculose: Historique



1908: Albert Calmette propose

la pasteurisation du lait



1908: Albert Calmette réalise

la première vaccination

1947: la Streptomycine guérit les premiers

malades



Tuberculose en Chiffres



8 millions de nouveaux cas/an

2,9 millions de décès/an 7 % des cause de décès



9000 nouveaux cas/an 1000 morts/an



Plus de diminution dans les pays industrialisés Émergence des tuberculoses multirésistantes Mortalité de 40 % à 60 %

Bactérie responsable : MYCOBACTERIUM

Complexe Tuberculosis
« Tuberculose »

- M. tuberculosis (humain)
 - M. bovis (humain et bovin)
 - M. africanum (humain)
 - M. Bovis B.C.G

Lèpre

• M. Leprae

Mycobactéries atypiques

- MOTT
- MAMT
- MNT

Tuberculose

Bacille de Koch



Élimination des bacilles



Multiplication des bacilles



Tuberculose infection



Tuberculose



Multiplication des bacilles



Des bacilles dormants



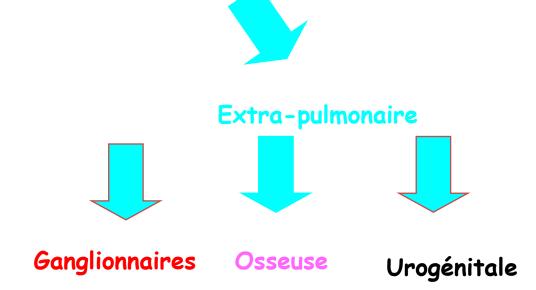
Tuberculose réactivation

Tuberculose

Bacille de Koch



Pleuropulmonaire : 70% des cas

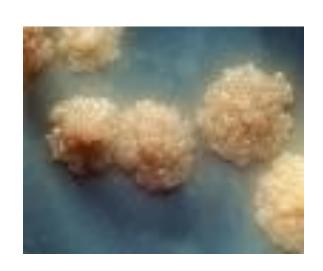


1. Mise en Culture

- ➤. Lab Type III
- >. Aérobies strictes
- Croissance **LENTE** (division toutes les 20h / E.Coli toutes les 20 mn)
- ➤. **EXIGENTE** (croissance impossible dans le milieu extérieur)
- ➤. Milieux d'enrichissement liquides (Ex : Kirchner)
- ➤. Milieux d'isolement solides (LÖWENSTEIN-JENSEN, COLETSOS....).
- ➤. Colonies : selon les espèces des Mycobactéries et les milieux de cultures

LÖWENSTEIN-JENSEN:

- .. M.bovis: petites colonies, non pigmentées, lisses et briallantes qui ne grossissent pas.
- .. M. tuberculosis: en 21 à 28 jours, grosses colonies en « chou-fleur », de teinte crème-beige, à surface sèche et rugueuse.





2. Observation Microscopique (Coloration de Gram):

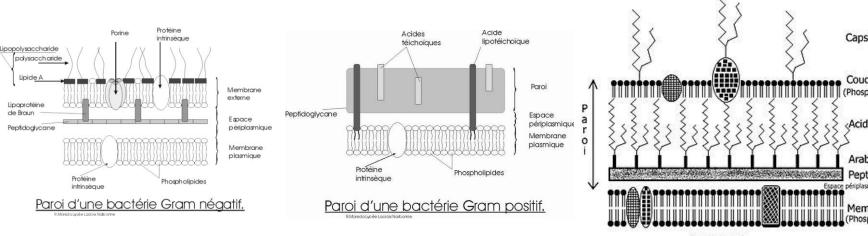
- ✓. Forme rectiligne plus ou moins incurvée à extrémités arrondies
- ✓. Bacilles à Gram positif
- ✓. Coloration acido-alcoolo-résistante (coloration de

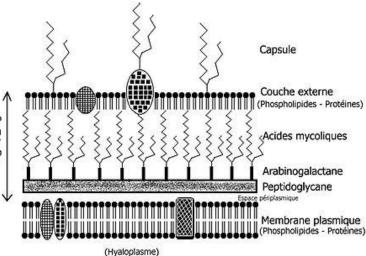
Ziehl-Neelsen...): BAAR

Mycobactéries : BAAR

Paroi très riche en lipide : 60%

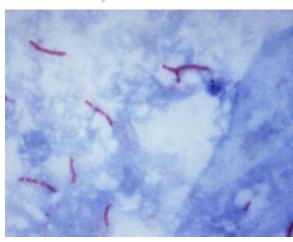
- . Acides mycoliques
- . Mycosides

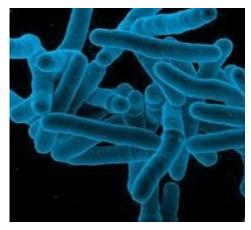




2. Observation Microscopique (Coloration de Ziehl-Neelsen):

- Préparation, séchage et fixation du frottis sur la lame
- Coloration du frottis :
 - •Coloration par la **Fuchsine phéniquée** : Chauffer la lame trois fois
 - Décoloration par l'acide sulfurique à 25% : 3 Min
 - Décoloration par l'alcool à 90° : 5 Min
 - Recoloration par le **bleu de méthylène** : 30 secondes
- Observation au microscope optique :
 - Objectif à immersion
 - Bacilles de Koch : rectilignes ou un peu incurvés à extrémités arrondies, colorés en rouge sur un fond bleu.
 - Les autres bactéries se colorent en bleu





Autres bact MYCOBACTERIUM Fuchsine phéniquée Rouge Rouge Acide sulfurique à 25% Rouge Décolorée Alcool à 90° Rouge Décolorée Bleu de méthylène Rouge Bleu



Généralités

Brucellose : Zoonose

 Transmissible de l'animale à l'homme et vice-versa

Maladie infectieuse et contagieuse « Brucella spp » Chez les espèces sensibles

Noms divers : Fièvre de Malte, Fièvre ondulante (Chez l'Homme), fièvre méditerranéenne, mélitococcie, avortement épizootique des bovidés...etc

• Selon les pays ??

Symptômes « Animal »

Avortement

Chez la femelle



 Chez le mâle



Chez les deux sexes



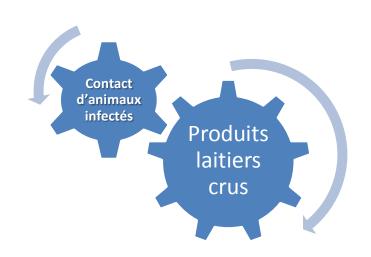




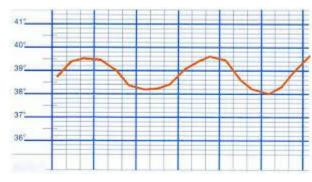


Contamination de l'homme

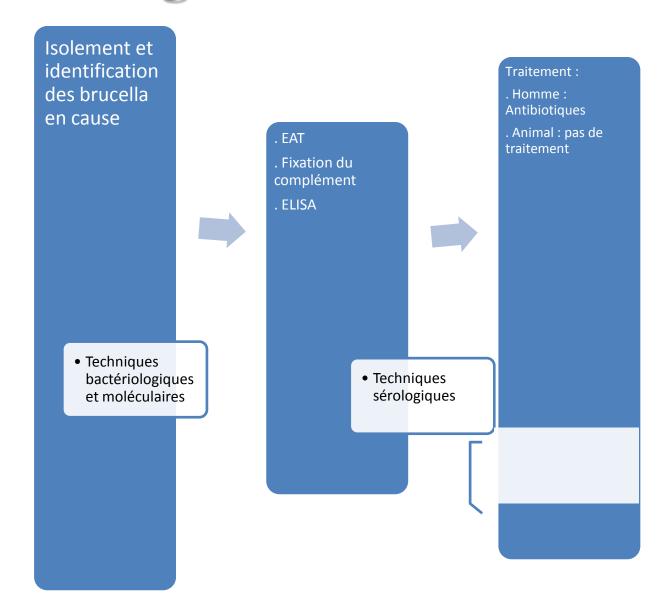








Diagnostic-Traitement



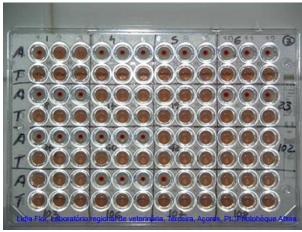
Surveillance-contrôle « En Algérie »

Surveillance sérologique « Bovins »

Abattage des animaux ou troupeaux infectés ou exposés « Bovins »

Vaccination généralisée des animaux sensibles

« Ovins + Caprins »





Prélèvements









- •Avorton
- •Enveloppes

fœtales



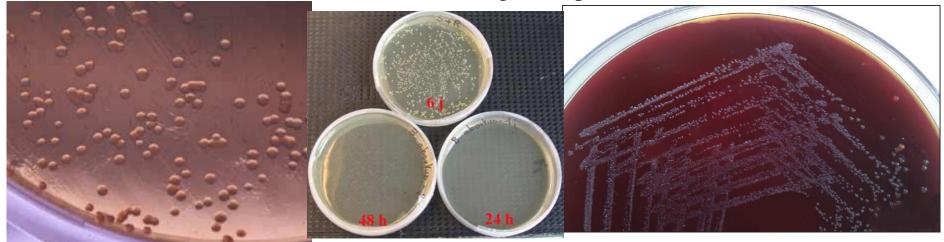
Transport



.Sang

1. Mise en Culture

- •. Lab Type III
- Aérobies strictes
- Certaines souches **exigent CO2** (*B.abortus*)
- •. Culture lente (48h à 4 jours en bouillon, à 34°C Pd 2-3 semaines sur GS)
- •. Milieux enrichis (GS frais de mouton, gélose glucosée au sérum, gélose chocolat supplémentée....).
- Milieux sélectifs par additions d'ATB (Ex : Milieu de Farrell)
- Colonies: Translucides, rondes à bords réguliers, petites



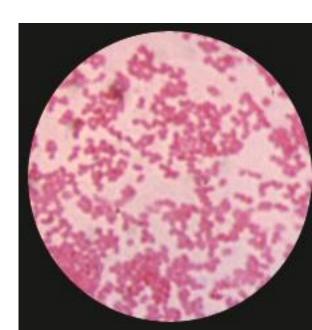
2. Observation Microscopique (Etat frais):

• Immobiles, ils sont animés de forts mouvements browniens pouvant conduire à détecter une fausse mobilité.

3. Observation Microscopique (Coloration de Gram):

- Petits coccobacilles à Gram négatif
- •. Coloration acido-résistante (Stamp, Kôster,

Machiavello...): BAR



4. Observation Microscopique (Coloration de STAMP):

- . Préparation, séchage et fixation du frottis sur la lame
- Coloration du frottis :
 - •Coloration par la **Fuchsine** : 5 Min
 - Décoloration par l'acide citrique à 0.5% : qq secondes
 - Recoloration par le **bleu de méthylène** : 30 secondes
- . Observation au microscope optique :
 - •Objectif à immersion
 - Brucella: rouge vif sur fond bleu

